(19) 世界知的所有権機関 国際事務局



(43) 国際公開日 2004 年3 月4 日 (04.03.2004)

PCT

(10) 国際公開番号 WO 2004/018494 A1

(51) 国際特許分類⁷: C07H 19/067, 19/073, 19/167, 19/173, A61K 31/7068, 31/7072, 31/7076, 31/708, A61P 43/00

(21) 国際出願番号:

PCT/JP2003/010576

C 4工程 55%

(22) 国際出願日:

2003年8月21日(21.08.2003)

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

特願2002-242259 2002 年8 月22 日 (22.08.2002) JP

(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): 株式 会社ジェネティックラボ (GENETICLAB CO., LTD.) [JP/JP]; 〒001-0027 北海道 札幌市北区 北27条西6丁目2番12号 Hokkaido (JP).

- (71) 出願人 および
- (72) 発明者: 松田 彰 (MATSUDA, Akira) [JP/JP]; 〒060-0812 北海道 札幌市北区 北 1 2 条西 6 丁目 北海道 大学大学院薬学研究科薬化学分野内 Hokkaido (JP).
- (72) 発明者: および
- (75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 加藤 優佳 (KATO,Yuka) [JP/JP]; 〒060-0812 北海道 札幌市北区 北 1 2 条西 6 丁目 北海道大学大学院薬学研究科薬化学分野内 Hokkaido (JP). 南川 典昭 (MINAKAWA,Noriaki) [JP/JP]; 〒060-0812 北海道 札幌市北区 北 1 2 条 西 6 丁目 北海道大学大学院薬学研究科薬化学分野内 Hokkaido (JP).

/続葉有/

(54) Title: 4'-THIONUCLEOTIDE

(54) 発明の名称: 4'-チオヌクレオチド

(57) Abstract: A compound represented by the formula (I): (I) (wherein B is a nucleic acid base selected from the group consisting of adenine, guanine, cytosine, uracil, and hypoxanthine); a compound represented by the formula (II): (II) (wherein B' is a nucleic acid base selected from the group consisting of adenine, guanine, cytosine, thymine, uracil, and hypoxanthine); a method of synthesizing these nucleoside triphosphates; and a process for producing an oligonucleotide from these nucleoside triphosphates.

A...PYRIDINE B...I₂, PYRIDINE, H₂O C...4 STEPS, 55%

- (74) 代理人: 大野 聖二, 外(OHNO,Seiji et al.); 〒100-6036 東京都 千代田区 霞が関 3 丁目 2 番 5 号 霞が関ビル 3 6 階 大野総合法律事務所 Tokyo (JP).
- (81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.
- (84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類:

一 国際調査報告書

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

(57) 要約:

式 I:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

の化合物, および式 I I:

[式中, B' はアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

の化合物、これらのヌクレオシド三リン酸を合成する方法、ならびにこれらのヌクレオシド三リン酸を用いてオリゴヌクレオチドを製造する方法が提供される。

明細書

4'ーチオヌクレオチド

技術分野

5 本発明は、ヌクレオチド類似体およびその製造方法に関する。より詳細には、本発明は、4'ーチオリボヌクレオチドおよび4'ーチオー2'ーデオキシヌクレオチド、これらのヌクレオチド類似体の製造方法、ならびにこれらのヌクレオチド類似体を用いてオリゴヌクレオチドを製造する方法に関する。

10 背景技術

4'-チオヌクレオシドはフラノース環の酸素原子が硫黄原子に置換されたヌクレオシドの総称である。



4'-チオリボヌクレオシドまたは4'-チオー2'ーデオキシリボヌクレオ 15 シドを含むRNAまたはDNAは、種々のヌクレアーゼに対して抵抗性を示すた め、研究試薬および診断または治療用の薬剤として有用であることが示唆されて いる。

Bellon ら (Biochem. Biophys. Res. Comm., 1992, 184, 797-803) は, 1 ー (4ーチオーβーDーリボフラノシル) チミンを含むオリゴデオキシヌクレオチ20 ドの合成を記載する。Bellon ら (Nucleic Acids Res., 1993, 21, 1587-1593) , Leydier ら (Antisense Res. Dev. 1995, 5, 167-174) および Leydier ら (Nucleosides Nucleotides, 1995, 14, 1027-1030) は, 4'ーチオーβーDーオリゴリボヌクレオチドが高いヌクレアーゼ耐性を有することを記載する。 Dukhan ら (Nucleosides Nucleotides, 1999, 18 1423-1424) は, 4種の4'ー チオリボヌクレオシドを含むオリゴヌクレオチドの合成を記載する。

Bellon ら(Nucleic Acids Res., 1993, 21, 1587-1593)は、 4^{\prime} -チオウリジンのみからなる RNA の分解酵素に対する抵抗性を調べ、天然型 U_6 と比較して、

10

15

4' - S U_{6} が種々の分解酵素に対して遙かに強い抵抗性を示すことを報告している。

一方, デオキシリボヌクレオシドに関しても, いくつかの合成例が報告されている。Hancox ら(Nucleic Acids Res., 1993, 21, 3485-3491)は, 4'ーチオー2'ーデオキシチミジンおよびこれを含むオリゴデオキシリボヌクレオチドの合成を記載する。Boggon ら(Nucleic Acids Res., 1996, 24, 951-961)は, 4'ーチオー2'ーデオキシチミジンを含む合成DNAオリゴマーの構造を記載する。Jones ら(Nucleic Acids Res., 1996, 24, 4117-4122)および Jones ら(Bioorg. Med. Chem. Lett., 1997, 7, 1275-1278)は, 4'ーチオー2'ーデオキシヌクレオチドを含む合成DNAオリゴマーを記載する。Kumar ら(Nucleic Acids Res., 1997, 25, 2773-2783)は, 4'ーチオー2'ーデオキシシチジンを含む合成DNAオリゴマーを記載する。

しかし、これらのいずれのオリゴリボヌクレオチド、オリゴデオキシリボヌクレオチドも化学合成により製造されている。この方法では、長鎖のオリゴヌクレオチドを得ることは困難であり、かつコストが高い。

4'-チオヌクレオシドからRNAポリメラーゼ, DNAポリメラーゼ, リバーストランスクリプターゼ等の酵素を用いてオリゴヌクレオチドを合成するためには, 4'-チオヌクレオシドを三リン酸化することが必要である。

Alexandrova ら (Antiviral Chemistry & Chemotherapy, 1995, 7, 237-242) は,

- 20 4'ーチオー5ーエチルー2'ーデオキシウリジン 5'ー三リン酸の合成およびこれがDNA合成酵素により認識されることを記載する。しかし、この特定の塩基以外の4'ーチオデオキシリボヌクレオシド三リン酸または4'ーチオリボヌクレオシド三リン酸はこれまでに得られていない。これは、立体選択的合成の困難性のためであると考えられる。
- 25 したがって、当該技術分野においては、RNAポリメラーゼ、DNAポリメラーゼ等の酵素により認識され伸長されることができる4'ーチオヌクレオチドを合成するための新規かつ改良された方法が求められている。

したがって、本発明は、新規ヌクレオシド三リン酸、およびこれを合成する方法、ならびにこれらのヌクレオシド三リン酸を用いてオリゴヌクレオチドを製造

する方法を提供することを目的とする。

発明の開示

5

10

本発明は、式 I:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

で表される4'ーチオリボヌクレオチドを提供する。

本発明はまた、式 I I:

[式中, B'はアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

で表される4'ーチオー2'ーデオキシヌクレオチドを提供する。

本発明の4'ーチオヌクレオチド類は、RNAポリメラーゼ、DNAポリメラ 15 ーゼ等の酵素により認識され伸長されることができるため、ヌクレアーゼに対し て抵抗性を有するRNAまたはDNAを合成するためのモノマー単位として有用 である。

別の観点においては、本発明は、式 I:

20 〔式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンか

らなる群より選択される核酸塩基である]

で表される4'ーチオリボヌクレオチドを合成する方法を提供する。該方法は,

式III:

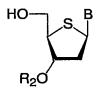
の化合物を, 式 I V:

10 の化合物と反応させ、得られた中間体をピロリン酸と反応させ、次にヨード酸化、 加水分解および脱保護することを含む。

さらに別の観点においては、本発明は、式 I I:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサ ンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

で表される4'ーチオー2'ーデオキシヌクレオチドを合成する方法を提供する。 該方法は、式V:



[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサ 20 ンチンからなる群より選択される核酸塩基であり, R₂はヒドロキシル基の保護

基である]

5

の化合物を、式 I V:

の化合物と反応させ、得られた中間体をピロリン酸と反応させ、次にヨード酸化, 加水分解および脱保護することを含む。

本発明のさらに別の観点においては、本発明は、式VI:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

10 のヌクレオチド単位を少なくとも1つ含むオリゴヌクレオチドを製造する方法を 提供する。該方法は、本発明の4'ーチオリボヌクレオチドの存在下で、RNA 合成酵素によりRNA鎖伸長反応を行うことを特徴とする。RNA合成酵素とし ては、RNAポリメラーゼが挙げられる。

本発明のさらに別の観点においては、本発明は、式VII:

15

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

のヌクレオチド単位を少なくとも1つ含むオリゴヌクレオチドを製造する方法であって、本発明の4'ーチオー2'ーデオキシヌクレオチドの存在下で、DNA

合成酵素によりDNA鎖伸長反応を行うことを特徴とする。DNA合成酵素としては、DNAポリメラーゼ、リバーストランスクリプターゼ、ターミナルデオキシヌクレオチジルトランスフェラーゼが挙げられる。

本発明の方法により製造される、4'ーチオリボヌクレオシドまたは4'ーチ オー2'ーデオキシリボヌクレオシドを含むRNAまたはDNAは、種々のヌクレアーゼに対して抵抗性を示すため、研究試薬および診断または治療用の薬剤として有用である。本発明にしたがえば、酵素を用いてオリゴヌクレオチドを合成することができるため、従来の化学合成方法と比較して、より長い鎖のオリゴヌクレオチドを簡便に製造することができる。また、本発明の方法により製造される、4'ーチオリボヌクレオシドを含むRNAは、逆転写酵素により認識されるため、これをテンプレートとしてcDNAを合成することができ、したがって、インビトロセレクションにおいて用いるのにきわめて有用である。

図面の簡単な説明

- 15 図1は、実施例9に記載される4'ーチオリエアの合成スキームを示す。
 - 図2は、実施例10に記載される4'ーチオCTPの合成スキームを示す。
 - 図3は、実施例11に記載される4'ーチオATPの合成スキームを示す。
 - 図4は、実施例12に記載される4'ーチオGTPの合成スキームを示す。
- 図 5 は、実施例 1 3 に記載される 4 ⁷ ーチオー 2 ⁷ ーデオキシUTPの合成ス 20 キームを示す。
 - 図 6 は、実施例 14 に記載される 4 $^{\prime}$ $^{\prime}$ + $^{\prime}$ + $^{\prime}$ $^{\prime}$ $^{\prime}$ + $^{\prime}$ $^{\prime}$
- 図7は、T7RNAポリメラーゼを用いる4'ーチオUTPの取り込み実験の 25 概要を示す。
 - 図8は、T7RNAポリメラーゼを用いる4'-チオUTPの取り込み実験の結果を示す。
 - 図9は、T7RNAポリメラーゼを用いる4'ーチオUTPおよび4'ーチオ CTPの取り込み実験の概要を示す。

図10は、T7RNAポリメラーゼを用いる4'ーチオUTPおよび4'ーチオCTPの取り込み実験の結果を示す。

図11は、4'ーチオUTPおよび4'ーチオCTPを含有するRNAからの 逆転写酵素によるcDNA合成実験の概要を示す。

5 図12は、4'ーチオUTPおよび4'ーチオCTPを含有するRNAからの 逆転写酵素によるcDNA合成実験の結果を示す。

図13は、4'ーチオUTPおよび4'ーチオCTPを含有するRNAのRN ase耐性を示す。

10 発明の詳細な説明

本発明のヌクレオシド三リン酸は、公知の4ーチオ糖から出発して、糖に塩基を立体選択的に導入し、次に5'位に選択的にリン酸基を導入することにより製造することができる。

4'ーチオウリジンは、4ーチオ糖

15

の2,3および5位のヒドロキシル基を適切に保護し、プンメラー

(Pummerer) 反応を用いて塩基を立体選択的に導入することにより得ることができる。

HO OH
$$R_1O$$
 S R_2O OR_3

20 [式中, R_1 , R_2 および R_3 は,独立してヒドロキシル保護基であり, R_1 と R_2 ,および R_2 と R_3 は一緒になって二官能性のヒドロキシル保護基であってもよ

· [t\[

5

 R_3 は、電子供与性の置換基をもつアシル保護基であるほど立体選択性が向上し、 好ましくは 2 、 4-ジ トキシベンゾイル基である。

プンメラー反応によって得られた18のウリジン誘導体は、フッ化アンモニウム、メチルアミンを用いて脱保護をおこない、19の4'ーチオウリジンへと変換することができる。次に、19の4'ーチオウリジンより4'ーチオUTPを合成する(図1)。

19の化合物の5'位をモノメトキシトリチル化および2',3'位をアセチル化して化合物20を得る。続いて脱モノメトキシトリチル化を行い,21のアセチル体を得る。得られた化合物21より,Ecksteinらの方法(Luding,J. and Eckstein, F. (1989) J. Org. Chem.,54,631-635)を応用して,24の4'ーチオリアを合成する。すなわち,サリチルホスホロクロリダイトを用いて22の中間体へと導き,ピロリン酸で処理して23のシクロトリホスファイト体へ誘導する。次にヨード酸化,加水分解および脱アセチル化を経て,目的物の4'ーチオリアを得ることができる。

28の4'ーチオCTPは、25の N^4 -ベンゾイル-4'-チオシチジンから、上述の4'ーチオUTPと同様の工程により製造することができる(図2)。

4'ーチオITPは、4'ーチオヒポキサンチンから、上述の4'ーチオUT Pと同様の工程により製造することができる。

- 20 4'-チオATPおよび4'-チオGTPは、図3および図4に記載されるスキームにより製造することができる。すなわち、2'、3'位のヒドロキシル基およびプリン環のアミノ基を適切に保護した後、4'-チオCTPの製造と同様に、Eckstein らの方法(上述)にしたがってサリチルホスホロクロリダイトと反応させ、次にピロリン酸と反応させてシクロトリホスファイト中間体を得る。
- 25 続いてヨード酸化,加水分解および脱保護を行うことにより,32の4'ーチオ ATPおよび37の4'ーチオGTPを得ることができる。

4'-チオー2'-デオキシリボヌクレオシド三リン酸は、4'-チオリボヌクレオシド三リン酸と同様に製造することができる。出発物質としては4'-チオー2'-デオキシリボヌクレオシドを用い、次に、サリチルホスホロクロリダ

10

15

20

イトと反応させ、得られた中間体をピロリン酸と反応させ、次にヨード酸化、加水分解および脱保護することにより、目的とする4'ーチオー2'ーデオキシリボヌクレオシド三リン酸を得ることができる(図5.6)。

本発明の4'ーチオヌクレオチド類は、ポリメラーゼを用いるDNAまたはRNAの合成反応の基質として用いることができる。本発明の4'ーチオリボヌクレオチドがRNAポリメラーゼにより認識されることを確認するためには、適切なテンプレートの存在下でRNAポリメラーゼを作用させて、4'ーチオリボヌクレオチドがオリゴマー中に取り込まれるか否かを調べる。実施例15および16に示されるように、本発明にしたがって合成した4'ーチオヌクレオチドはT7RNAポリメラーゼにより認識され、天然のヌクレオチドと同様に合成オリゴマー鎖中に取り込まれることが見いだされた。

すなわち、本発明の別の観点においては、本発明は、4'ーチオヌクレオチド類を用いるオリゴヌクレオチドの製造方法を提供する。オリゴヌクレオチドは、本発明の4'ーチオヌクレオシド三リン酸の存在下で、RNAまたはDNA合成酵素RNAポリメラーゼ、DNAポリメラーゼ等の酵素によりオリゴヌクレオチド鎖を伸長させることにより製造することができる。RNA合成酵素としては、種々の生物に由来する各種のRNAポリメラーゼを用いることができ、DNA合成酵素としては種々の生物に由来するDNAポリメラーゼ、リバーストランスクリプターゼ、ターミナルデオキシヌクレオチジルトランスフェラーゼ等を用いることができる。伸長反応の条件は、用いるポリメラーゼにより様々であるが、当業者は適切な反応条件を選択することができる。反応においては、本発明の4'ーチオヌクレオシド三リン酸に加えて、天然のヌクレオシド三リン酸または当該技術分野において知られる修飾ヌクレオシド三リン酸が存在していてもよい。

本発明の方法により得られるオリゴヌクレオチドは、アンチセンスオリゴヌク 25 レオチド、リボザイム、プライマー、アプタマー、アンチジーン、RNAi、siRNA、プローブ等として、診断、治療および研究試薬として使用することが できる。好ましくは、本発明のオリゴヌクレオチドは約6から約50ヌクレオチドの長さである。本発明のより好適な実施態様においては、オリゴヌクレオチド は約12から約20ヌクレオチドの長さである。オリゴヌクレオチドは、修飾さ

れた糖、例えば2^{*}位に置換基を有する糖を含んでいてもよく、アデニン、グアニン、シトシン、チミン、ウラシル以外の核酸、例えばヒポキサンチン、5ーアルキルシチジン、5ーアルキルウリジン、5ーハロウリジン、6ーアザピリミジン、6ーアルキルピリミジン等を含んでいてもよい。また、ホスホジエステル以外のヌクレオシド間結合、例えばホスホロチオエート結合を含んでいてもよい。

本発明のオリゴヌクレオチドは、ヌクレアーゼ耐性および熱安定性が高いため、インビトロおよびインビボにおいて使用するのに適しており、特に遺伝子治療において有用である。また、本発明の4'ーチオリボヌクレオシドを含むRNAは逆転写酵素により認識されてcDNAが合成されるため、インビトロセレクションにおいて用いるのにきわめて有用である。

本明細書において明示的に引用される全ての特許および参考文献の内容は全て本明細書の一部としてここに引用する。また、本出願が有する優先権主張の基礎となる出願である日本特許出願2002-242259号の明細書および図面に記載の内容は全て本明細書の一部としてここに引用する。

15

10

5

実施例

以下に実施例により本発明をより詳細に説明するが、これらの実施例は本発明の範囲を制限するものではない。

実施例においては、次の略号を用いる

20 Bz ベンゾイル

DMAP 4-ジメチルアミノピリジン

DMBz ジメトキシベンゾイル

DMTr 4.4'-ジメトキシトリチル

MMTr 4-メトキシトリチル

25 Ms メタンスルホニル

Tf トリフルオロエタンスルホニル

TFA トリフルオロ酢酸

THF テトラヒドロフラン

TIPDS 1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル

TMS トリメチルシリル Ts p-トルエンスルホニル

実施例1 2,3,5-トリ-O-p-メトキシベンジル-D-リピトール(3)の合成

D-リボース(60 g, 0.4 mol)をアリルアルコール (1.8 L, 26.4 mol)に溶解し、濃 5 硫酸(6.4 mL, 0.12 mol)を 0 ℃にて加え、その後室温にてオーバーヘッドで撹拌 した。次いで反応液に重曹を加えて中和し、反応液をセライト濾過した。得られ たろ液を減圧下にて溶媒留去し減圧乾燥して、黄色油状の残渣を得た。続いて水 素化ナトリウム (64 g, 1.6 mol)の THF (700 mL)溶液に, 0℃下にて DMF (300 mL)に溶解した残渣を3時間かけてカニュレーションした。反応液を再び室温に 10 戻し4時間撹拌した後,再度0℃下にて塩化パラメトキシベンジル (190 mL, 1.4 mol)を 10 mL/15 min の速度で滴下した。100 mL 滴下したところで室温に戻し Hoの発生状況をみながら、慎重に滴下をつづけた。滴下終了後、室温にて撹拌 し、13 時間後水素化ナトリウム (4.0 g, 0.1 mol)と塩化パラメトキシベンジル (30 mL, 0.22 mol)を加えて 24 時間撹拌し、反応液を飽和塩化アンモニウム水溶 15 液にて中和した。つづいて酢酸エチルで希釈し,水で分液した。有機層を水(× 3), 飽和食塩水(×1)で洗浄し, Na₂SO₄乾燥した。ついで綿栓ろ過後に溶媒を留 去し、得られた褐色の残渣を減圧乾燥後、クロロホルム(1.2 L)に溶解し、酸素を 封入した。そこに水(800 mL)を加え塩化パラジウム(21.2 g, 0.12 mol)を加え、 20 50℃にてオーバーヘッドで撹拌した。9時間後に塩化パラジウム(7.0 g, 0.04 mol)を加え, 28 時間後に反応液を室温に戻してセライトろ過し, 濃縮した後酢 酸エチルで希釈し,水で分液した。有機層を水(×2),飽和食塩水(×1)で洗浄し, Na₂SO₄乾燥した。ついで綿栓ろ過後に溶媒を留去し得られた褐色の残渣を減圧 乾燥した。残渣を乾燥後,メタノール(1.2 L)に溶解し,アルゴン雰囲気下,0℃ にて水素化ホウ素ナトリウム(30.3 g, 0.8 mol)を加え 20 分撹拌後, 室温に戻して 25 撹拌した。1 時間後,再び0℃にて水素化ホウ素ナトリウム(7.8 g, 0.2 mol)を加 え,次いで室温に戻して撹拌した。1.5時間後,反応液の溶媒を留去し,残渣を メタノールにて2回共沸し、残渣を酢酸エチルに溶解し水で分液した。有機層を 水(×2), 飽和食塩水(×1)で洗浄し, Na₂SO₄乾燥した。ついで綿栓ろ過後に溶

媒を留去し、残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン:AcOEt = 5:1 → 1:1)により精製し、化合物 3(162.4 g, 79%)を無色透明の油状物質として得た。 1 H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 7.30-6.81 (m, 12H, Ar), 4.66-4.40 (m, 6H, CH₂), 3.94-3.53 (m, 16H, H-1, 2, 3, 4, 5, MeO×3), 2.71 (br s, 1H, 4-OH), 2.36 (br s, 1H, 1-OH).

<u>実施例2 1,4-アンヒドロ-2,3,5-トリ-O-p-メトキシベンジル-4-チオ-D-リビトール(5)の合成</u>

アルゴン雰囲気下, 化合物 3(162 g, 0.32 mol)のピリジン溶液(900 mL)に 0℃ 10 にて塩化メシル(122 mL, 1.6 mol)を加え、同温度で30 分撹拌した。次いで反応 溶液に氷を加え 20 分撹拌した。反応溶液を酢酸エチルで希釈し、水で分液した。 有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×2), 飽和食塩水(×1)にて洗浄し, Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去し、トルエンで 3 回共沸した。 残渣を減圧乾燥した後、アルゴン雰囲気下 MEK(1L)に溶解し、室温にて臭化 リチウム(278 g, 3.2 mol)を加えて加熱還流した。12時間後反応液を室温に戻し, 15 酢酸エチルで希釈し,水で分液した。有機層を水(×2),飽和食塩水(×1)にて洗 浄し,Na2SO4乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去し,得られた残渣を減 圧乾燥した後,アルゴン雰囲気下 DMF(1 L)に溶解し,室温にて硫化ナトリウム・ 九水和物(92.2 g, 0.38 mol)を加え 100℃にて 30 分撹拌した。次いで反応溶液を 20 室温に戻し, 酢酸エチルで希釈し, 水で分液した。有機層を水(×2), 飽和食塩 水(×1)にて洗浄し、Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去し、得ら れた残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: $AcOEt = 10:1 \rightarrow 1:1$) で粗精製した後、ヘキサン、酢酸エチルより再結晶した。化合物 5 (69.1 g, 42%)を白色の結晶として得た。

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ: 7.26-6.81 (m, 12H, Ar), 4.52-4.38 (m, 6H, CH₂), 4.01-3.95 (m, 1H, H-2), 3.91 (t, 1H, H-3, $J_{3,2}$ =4.0, $J_{3,4}$ =4.0 Hz), 3.80 (s, 9H, MeO ×3), 3.66-3.60 (m, 1H, H-4), 3.45-3.40 (m, 2H, H-5a, H-5b), 3.02 (dd, 1H, H-1a, $J_{1a.1b}$ = 10.6, $J_{1a.2}$ =6.5 Hz), 2.87 (dd, 1H, H-1b, $J_{1b.1a}$ =10.6, $J_{1b.2}$ =5.2 Hz).

<u>実施例3 1,4-アンヒドロ-2-O-(4-メトキシペンゾイル)-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-D-リピトール(13b)の合成</u>

アルゴン雰囲気下化合物 12(997 mg, 2.5 mmol)のピリジン溶液(15 mL)に 0℃ にて,塩化 4-メトキシベンゾイル(723 μL, 5.1 mmol)を加え,室温にて 18.5 時間撹拌した。反応液に氷を加え 10 分間撹拌した。次いで,酢酸エチルで希釈し,水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し,Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去し,トルエンで3回共沸した。得られた残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン:AcOEt = 50:1 →35:1)で精製し,化合物 13b(1.3 g, 96%)を無色油状物質として得た。

10 FAB-LRMS m/z 527 (MH⁺).

FAB-HLRS 計算値 $C_{25}H_{42}O_6SSi_2$ (MH⁺) 527.2319. 実測値 527.2311. ¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ : 7.95-6.61 (m, 4H, Ar), 5.71-5.69 (m, 1H, H-2), 4.35 (dd, 1H, H-3 $J_{3,\,2}$ =3.5, $J_{3,\,4}$ =9.4 Hz), 4.12 (dd, 1H, H-5a, $J_{5a,\,4}$ =2.9, $J_{5a,\,5b}$ =12.6 Hz), 3.98 (dd, 1H, H-5b, $J_{5b,\,4}$ =3.2, $J_{5b,\,5a}$ =12.6 Hz), 3.69 (m, 1H, H-4),

15 3.24 (dd, 1H, H-1 β , J_{1 β , 2}= 3.2, J_{1 β , 1 α} =12.6 Hz), 3.04 (m, 6H, Me₂N), 2.91 (d, 1H, H-1 α , J_{1 α , 1 β} =12.6 Hz), 1.13-0.87 (m, 28H, TIPDS).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃) δ : 166.40, 153.59, 131.73, 117.34, 110.94, 110.81, 75.95, 75.21, 60.16, 51.29, 40.44, 31.60, 17.84, 17.77, 17.70, 17.66, 17.52, 17.45, 13.87, 13.75, 13.15, 13.09.

20

25

5

<u>実施例4 1,4-アンヒドロ-2-O-(4-ジメチルアミノベンゾイル)-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-D-リビトール(13c)の合成</u>

アルゴン雰囲気下 4-ジメチルアミノ安息香酸(1.1 g, 6.4 mmol)の塩化メチレン溶液(40 mL)に、塩化チオニル(933 μ L, 12.8 mmol)を加えて 2 時間加熱還流しながら撹拌し、室温に戻して減圧下溶媒を留去した。得られた残渣(533 mg)をアルゴン雰囲気下化合物 12(375 mg, 0.96 mmol)のピリジン溶液(5 mL)に 0℃にて加え、室温にて 8 時間撹拌した。8 時間後再び先の残渣を(355 mg)を加え、21 時間後ピリジン(5 mL)を加えて 50℃にて 6 時間加熱した。反応液に氷を加え 10 分間撹拌した。次いで、酢酸エチルで希釈し、水で分液した。有機層を飽和炭酸

水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na_2SO_4 乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去し,トルエンで 3 回共沸した。得られた残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: $AcOEt = 50:1 \rightarrow 20:1$)で精製し,化合物 13c(476 mg, 92%)を無色油状物質として得た。

5 FAB-LRMS m/z $540(MH^{+})$.

FAB-HLRS 計算值 C₂₆H₄₅NO₅SSi₂ (MH⁺) 540.2635. 実測値 540.2637.

¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ: 7.95-6.61 (m, 4H, Ar), 5.71-5.69 (m, 1H, H-2), 4.35 (dd, 1H, H-3 $J_{3,2}$ =3.5, $J_{3,4}$ =9.4 Hz), 4.12 (dd, 1H, H-5a, $J_{5a,4}$ =2.9, $J_{5a,5b}$ =12.6 Hz), 3.98 (dd, 1H, H-5b, $J_{5b,4}$ =3.5, $J_{5b,5a}$ =12.6 Hz), 3.69 (m, 1H, H-4), 3.24 (dd, 1H, H-1 β, $J_{1\beta,2}$ = 3.2, $J_{1\beta,1\alpha}$ =12.6 Hz), 3.04 (m, 6H, Me₂N) 2.91 (d, 1H, H-1 α, $J_{1\alpha,1\beta}$ =12.6 Hz), 1.13-0.87 (m, 28H, TIPDS).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃) δ: 166.40, 153.59, 131.73, 117.34, 110.94, 110.81, 75.95, 75.21, 60.16, 50.03, 40.44, 31.60, 17.84, 17.77, 17.71, 17.67, 17.52, 17.45, 13.87, 13.75, 13.15, 13.09.

15

10

<u>実施例5 1,4-アンヒドロ-2-O-(4-メトキシベンゾイル)-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-D-リビトール-1-オキシド(14b)の合成</u>

化合物 13b(1.1 g, 2.3 mmol)の塩化メチレン溶液(20 mL)に-78℃にてオゾンガ 20 スを 20 分間バブリングした。反応液にオゾン臭が消えるまでアルゴンをバブリングした後,室温まで昇温した。減圧下溶媒を留去した後,残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: $AcOEt = 4:1 \rightarrow 1:3$)で精製し,化合物 14b(1.0 g, 82%)を無色あめ状物質として得た。

FAB-LRMS m/z $543 (MH^{+})$.

25 FAB-HLRS 計算値 $C_{25}H_{42}O_7SSi_2$ (MH⁺) 543.2253. 実測値 543.2251. ¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ : 8.06-6.90 (m, 4H, Ar), 5.84-5.82 (m, 1H, H-2), 4.61 (d, 1H, H-5a, $J_{5a,\,5b}$ =12.9 Hz), 4.23 (dd, 1H, H-5b, $J_{5b,\,4}$ =2.9, $J_{5b,\,5a}$ =12.9 Hz), 4.17 (dd, 1H, H-3 $J_{3,\,2}$ =3.5, $J_{3,\,4}$ =12.0 Hz), 3.86 (s, 3H, MeO), 3.61(dd, 1H, H-1 β , $J_{1\beta,\,2}$ = 5.3, $J_{1\beta,\,1\alpha}$ =15.5 Hz), 3.48 (dd, 1H, H-4, $J_{4,\,5b}$ =2.1, $J_{4,\,3}$ =12.0 Hz), 2.93 (d, 1H, H-1 α , J_{1 α , 1 β} =15.5 Hz), 1.09-0.87 (m, 28H, TIPDS).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃) δ : 165.42, 163.84, 132.20, 122.24, 113.96, 73.31, 73.15, 68.48, 55.79, 55.75, 54.59, 17.72, 17.64, 17.58, 17.54, 17.53, 17.49, 17.31, 17.30, 13.81, 13.51, 13.02, 13.00.

5

<u>実施例 6 1-[2-O-(4-メトキシトリチル)-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-β-D-リポフラノシル|ウラシル(15b)</u>

アルゴン雰囲気下, ウラシル(408 mg)のトルエン懸濁液(20 mL)に室温にてトリエチルアミン(1.0 mL, 7.3 mmol), TMSOTf(2.6 mL, 14.6 mmol)を加え,反応液が二層の溶液になるまで撹拌した。この反応溶液に塩化メチレン(10 mL)を加え,一層の溶液とし,室温にてこの反応溶液を化合物 14b(987 mg, 1.8 mmol)の塩化メチレン溶液(20 mL)に 15 分かけて滴下した。続いてトリエチルアミン(1.0 mL, 7.3 mmol)のトルエン溶液(10 mL)を室温にて 5 分かけて滴下した。反応溶液に氷を加え,10 分間撹拌した後酢酸エチルで希釈し,水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し,Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 49:1 →1:1)で精製し,化合物 15b(904 mg,77%)を白色泡状

FAB-LRMS m/z $637 (MH^{+})$.

物質として得た。

20 FAB-HLRS 計算値 C₂₉H₄₄N₂O₈SSi₂ (MH⁺) 637.2435. 実測値 637.2435.

¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ: 9.28 (br s, 1H, NH), 8.22 (dd, 1H,H-6, J_{6, 5} =8.2), 8.02-6.94 (m, 4H, Ar), 6.01 (s, 1H, H-1'), 5.76 (dd, 1H, H-5, J_{5, 6}=8.2, J_{5, NH}=2.1 Hz), 5.62 (d, 1H, H-2', J_{2', 3'}=3.5), 4.45 (dd, 1H, H-3' J_{3', 2'}=3.5, J_{3', 4'}=9.4 Hz), 4.18-4.06 (m, 2H, H-5'a, H-5'b), 3.87 (s, 3H, MeO), 3.73-3.71 (m, 1H, H-4'), 1.15-0.86 (m, 28H, TIPDS).

¹³C NMR (100 MHz, CDCl₃) δ: 164.01, 163.38, 163.10, 15013, 140.653, 131.79, 121.73, 113.53, 102.19, 102.17, 78.06, 71.24, 62.54, 57.92, 55.40, 55.39, 50.69, 17.47, 17.36, 17.34, 17.27, 16.99, 16.96, 16.83, 16.79, 13.34, 13.18, 13.10, 13.48.

<u>実施例7 1-[5-O-(4-メトキシトリチル)-2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リポフラ</u> ノシル]ウラシル(20)

アルゴン雰囲気下, 1-(4-チオ-β-D-リポフラノシル) ウラシル(131 mg, 0.5 mmol; 化合物 15 を NH₄F/MeOH, MeNH₂/MeOH で脱保護することにより製造) のピリジン(4 mL)溶液に塩化 4-メトキシトリチル(232 mg, 0.75 mmol)を加え, 室温にて 14 時間撹拌した。アルゴン雰囲気下無水酢酸(188 μL, 2 mmol), DMAP(5 mg, 0.05 mmol)を加え室温にて 2 時間撹拌した。メタノールを加えて 30 分撹拌し,反応液を減圧下溶媒留去した。残渣を酢酸エチルに溶解し,水で 分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し,Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 2:1 →1:1)で精製し,化合物 20(214 mg, 70%)を無色透明の固体として得た。

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ: 8.07 (br s, 1H, NH), 7.77 (d, 1H,H-6, $J_{6,5}$ =7.9), 7.47-6.85 (m, 14H, MMTr), 6.37 (d, 1H, H-1', $J_{1',2'}$ =7.3), 5.68 (dd, 1H, H-2', $J_{2',1'}$ =7.3, $J_{2',3'}$ =4.0), 5.54-5.51 (m, 1H, H-3'), 5.62 (dd, 1H, H-5, $J_{5,6}$ =7.9, $J_{5,NH}$ =2.6Hz), 3.81 (s, 3H, MeO), 3.62-3.53 (m, 2H, H-5'a, H-4'), 3.40-3.35 (m, 1H, H-5'b), 2.12-2.00 (m, 6H, AcO×2).

実施例8 1-(2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リボフラノシル)ウラシル(21)
 化合物 20(199 mg, 0.32 mmol)を 80%酢酸水溶液に溶解し、室温にて 11 時間撹拌した。反応液を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液に滴下し、酢酸エチルで分液した。水層をクロロホルムで 7 回抽出し、有機層を飽和食塩水(×1)で洗浄し、Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 2:1 →AcOEt)で精製し、化合物 21(93 mg, 84%)を白色泡状物質として得た。

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 8.23 (br s, 1H, NH), 8.08 (d, 1H,H-6, J_{6, 5} =7.9), 6.36 (d, 1H, H-1', J_{1', 2'} =7.3), 5.85 (m, 1H, H-5), 5.69 (dd, 1H, H-2', J_{2', 1'} =7.3, J_{2', 3'} =4.0), 5.49 (m, 1H, H-3'), 4.16-4.04 (m, 1H, H-5'a), 3.86-3.82 (m, 1H, H-5'b),

3.56-3.55 (m, 1H, H-4'), 2.42 (br s, 1H, OH), 2.17 (s, 3H, AcO), 2.06 (s, 3H, AcO)

17

実施例9 4'-チオウリジン 5'-三リン酸 (24)

化合物 21(89 mg, 0.26 mmol)をピリジン共沸し、ピリジン(260 µL)に溶解し た。アルゴン雰囲気下、ジオキサン(780 μL)を加え、室温にて撹拌した。サリ 5 チルホスホロクロリダイト(58 mg, 2.9 mmol)のジオキサン溶液を加えて 10 分撹 拌した。0.5M ビスプチルアンモニウムピロリン酸の DMF 溶液(780 μ L)を加え、 ブチルアミン(260 μL)を素早く加え 10 分攪拌した。 ピリジン/水 (98/2, v/v) 中 1%ヨウ素(5 mL)を加え、5分攪拌した。5%亜硫酸水素ナトリウム水溶液を数 10 滴加え 40 分攪拌した。反応液にアンモニア水を(8 mL)加え 3.5 時間攪拌し、減 圧下溶媒留去した。残渣を水 300 mL に溶解し、イオン交換クロマトグラフィー (H₂O → 1N TEAB)にて精製したのち、塩交換カラム(H⁺型)にて精製し、減圧 下溶媒留去した。残渣を水 5 mL に溶解し、塩交換カラム(Na⁺型)にて精製し、 減圧下溶媒留去した。化合物 24(80 mg, 55%)を薄黄色油状物質として得た。 15 FAB-HRMS 計算值 C₉H₁₂N₂Na₃O₁₄P₃S (M⁺)563.8893. 実測値 563.8892 ³¹P-NMR(108 MHz, D₂O) δ : -5.68 (d, J = 20 Hz), -10.56 (d, J = 20 Hz), -21.27 (t, J = 20 Hz).

実施例10 4'-チオ CTP (28) の合成(図2)

20 N⁴-ベンゾイル-1-[5-O-(4-メトキシトリチル)-2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リボ フラノシル]シトシン(26)

アルゴン雰囲気下, 化合物 25(302 mg, 0.83 mmol)のピリジン(10 mL)溶液に塩化 4-メトキシトリチル(383 mg, 1.2 mmol)を加え、室温にて 9 時間撹拌した。アルゴン雰囲気下, 無水酢酸(313 μL, 3.32 mmol)を加え室温にて 3 時間撹拌した。メタノールを加えて 5 分撹拌し,反応液を減圧下溶媒留去した。残渣を酢酸エチルに溶解し、水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 2: 1 → AcOEt)で精製し、化合物 26 (579 mg, 97%)を白色の泡状物質として得た。

20

FAB-LRMS m/z 720 (MH⁺)

¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ : 8.86 (br s, 1H, NH), 8.32 (d, 1H,H-6, J_{6, 5} =7.6), 7.89-7.88 (m, 2H, o-Bz), 7.61-7.27 (m, 15H, MMTr, m-Bz, p-Bz, H-5), 6.90-6.87 (m, 2H, MMTr), 6.53 (d, 1H, H-1', J_{1', 2'} =6.2), 5.70-5.68 (m, 1H, H-3'),5.17 (m, 1H, H-2'), 3.82 (s, 3H, MeO); 3.63-3.56 (m, 2H, H-5'a, H-4'), 3.46-3.44 (m, 1H, H-5'b),2.08 (s, 3H, AcO), 2.06 (s, 3H, AcO).

N⁴-ベンゾイル-1-(2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リボフラノシル)シトシン(27) 化合物 26(420 mg, 058 mmol)を 80%酢酸水溶液に溶解し、室温にて 24 時間 10 撹拌した。反応液を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液に滴下し、クロロホルムで分 液した。水層をクロロホルムで 3 回抽出し、有機層を飽和炭酸水素ナトリウム 水溶液(×1),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄ 乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶 媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 1:1 →AcOEt → アセトン: AcOEt = 1:3)で精製し、化合物 27(239 mg, 92%)を白 6泡状物質として得た。

FAB-LRMS m/z 448 (MH⁺)

¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ : 9.11 (br s, 1H, NH), 8.75 (d, 1H,H-6, J_{6, 5} =7.6), 7.86-7.84 (m, 2H, o-Bz), 7.60-7.43 (m, 4H, H-5, m-Bz, p-Bz), 6.45 (d, 1H, H-1', J_{1'}, 2'=6.7), 5.83-5.80 (m, 1H, H-3'), 5.58-5.68 (m, 1H, H-2'), 4.45 (br s, 1H, OH), 4.07-4.04 (m, 1H, H-5'a), 3.90-3.86 (m, 1H, H-5'b), 3.61-3.60 (m, 1H, H-4'), 2.11 (s, 3H, AcO), 2.01 (s, 3H, AcO)

4'-チオシチジン 5'-三リン酸(28)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 27(71mg, 0.16 mmol)をサリチルホスホロク 25 ロリダイト(50 mg, 0.24 mmol)と処理することにより, 化合物 28(68 mg, 75%)を白色の粉状物質として得た。

FAB-HRMS 計算値 $C_9H_{12}N_3Na_3O_{13}P_3S$ (M-H)⁺ 563.8893. 実測値 563.8892. ³¹P-NMR(108 MHz, D_2O) δ : -6.28 (d, J = 20 Hz), -10.49 (d, J = 20 Hz), -21.24 (t, J = 20 Hz).

実施例11 4'-チオATP (32) の合成(図3)

N⁶-ベンゾイル-9-[5-O-(4-メトキシトリチル)-2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リボフラノシル]アデニン(30)

- アルゴン雰囲気下, 化合物 29(77 mg, 0.2 mmol)のピリジン(2mL)溶液に塩化 4-メトキシトリチル(92 mg, 0.3 mmol)を加え,室温にて撹拌した。12 時間後, さらに塩化 4-メトキシトリチル(92 mg, 0.3 mmol)を加え,室温にて撹拌した。24 時間後,反応液に無水酢酸(94 μL, 1.0 mmol)を加え室温にて 12 時間撹拌した。反応液に氷水を加えて 5 分撹拌した後,減圧下溶媒留去した。残渣を酢酸 エチルに溶解し,水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄ 乾燥した。綿栓濾過後,減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン:AcOEt = 1: 2→AcOEt)で精製し,化合物 30(100 mg, 68%)を無色のグラス状物質として得た。
- ¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ: 8.99 (br s, 1H), 8.74 (s, 1H), 8.24 (s, 1H), 8.02 (m, 2H), 7.64-7.28 (m, 15H), 6.86 (m, 2H), 6.31 (d, 1H, J = 7.3), 6.02 (m, 1H), 5.72 (m, 1H), 3.80 (s, 3H), 3.68 (m, 1H), 3.55 (m, 2H), 2.14 and 1.98 (each s, each 3H).
- 20 N⁶-ベンゾイル-9-(2,3-O-ジアセチル-4-チオ-β-D-リポフラノシル)アデニン(31) アルゴン雰囲気下, 化合物 30(104 mg, 0.14 mmol)の塩化メチレン(2mL)溶液 に 0℃下,トリフルオロ酢酸(20 μ L)を加えた後,室温に昇温し 5 時間撹拌した。 反応液にトリエチルアミン(140 μ L)を加え減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカ ゲルクロマトグラフィー(AcOEt:アセトン = 0:1→1:2)で精製し,化合物 31 (53 mg, 79%)を白色泡状物質として得た。

FAB-LRMS m/z 472 (MH⁺).

FAB-LRMS m/z 730 (MH⁺).

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 8.98 (br s, 1H), 8.81 (s, 1H), 8.19 (s, 1H), 8.00 (m, 2H), 7.59-7.48 (m, 3H), 6.28 (m, 1H), 6.14 (d, 1H, J = 7.3), 5.69 (m, 1H), 4.75 (m, 1H), 4.09 (m, 1H), 3.93 (m, 1H), 3.66 (m, 1H), 2.16 and 1.95 (each s, each 3H).

4'-チオアデノシン 5'-三リン酸(32)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 31 (53mg, 0.11 mmol)をサリチルホスホロクロリダイト(25 mg, 0.12 mmol)と処理することにより化合物 32 (45 mg, 68%)を白色の粉状物質として得た。

FAB-HRMS 計算値 $C_{10}H_{13}N_5Na_3O_{12}$ P_3S (MH⁺) 589.9265. 実測値 589.9268. ³¹P-NMR(108 MHz, D_2O) δ : -5.30 (d, J = 20 Hz), -10.39 (d, J = 20 Hz), -20.88 (t, J = 20 Hz).

10 実施例12 4'-チオ GTP (37) の合成(図4)

 N^2 -(N,N'-ジブチルアミノメチレン)-9-(4-チオ- β -D-リボフラノシル)グアニン(34) アルゴン雰囲気下, 化合物 33(106 mg, 0.46 mmol)の DMF(3 mL)溶液に N,N'-ジブチルホルムアミドジメチルアセタール(302 μ L, 0.92 mmol)を加え, 室温にて 3.5 時間撹拌した。反応液を減圧下溶媒留去した後, 残渣をシリカゲルクロマ トグラフィー(20%MeOH in CHCl₃)で精製し, 化合物 34(139 mg, 69%)を白色の固体として得た。

FAB- HRMS 計算値 C₁₉H₃₀N₆O₄S (MH⁺) 439.2153. 実測値 439.2156.

¹H NMR (400 MHz, DMSO-d₆) δ: 8.54 (s, 1H, N=CH), 8.08 (s, 1H, H-8), 5.74(d, 1H, H-1', J_{1', 2'}=6.6), 5.48(d, 1H, 2'-OH, J_{2'-OH', 2'}=6.0), 5.31(d, 1H, 3'-OH, J_{3'-OH', 3'} =4.5), 5.14(m, 1H, 5'-OH), 4.60-4.55 (m, 1H, H-2'), 4.19-4.17 (m, 1H, H-3'), 3.80-3.55 (m, 2H, H-5'a, b), 3.48-3.48 (m, 5H, H-4', n-Bu), 1.56-0.82(m, 14H, n-Bu).

 N^2 -(N,N'-ジブチルアミノメチレン)-9-[5-O-(4-メトキシトリチル)-2,3-O-ジアセチル-4-チオ- β -D-リボフラノシル|グアニン(35)

25 アルゴン雰囲気下, 化合物 34(135 mg, 0.31 mmol)のピリジン(4mL)溶液に塩化 4-メトキシトリチル(143 mg, 0.47 mmol)を加え, 室温にて撹拌した。23 時間後, さらに塩化 4-メトキシトリチル(47 mg, 0.16 mmol)を加え, 室温にて撹拌した。71 時間後, 反応液に無水酢酸(117 μL, 1.24 mmol)を加え室温にて 3 時間撹拌した。反応液にメタノールを加えて 5 分撹拌した後, 減圧下溶媒留去した。

10

残渣を酢酸エチルに溶解し、水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(\times 3)、飽和食塩水(\times 1)で洗浄し Na_2SO_4 乾燥した。綿栓濾過後、減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(\wedge キサン: AcOEt=1:2 \rightarrow AcOEt)で精製し、化合物 35(158 mg, 64%)を白色の泡状物質として得た。

21

FAB-HRMS 計算値 $C_{43}H_{50}N_6O_7S$ (MH $^+$) 795.3528. 実測値 795.3519. 1 H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ : 8.64 (s, 1H, N=CH), 8.44(br s, 1H,NH), 8.00(s, 1H,H-8), 7.47-7.44 (m, 2H, o-Bz), 7.35-7.21 (m, 14H, MMTr, m-Bz, p-Bz), 6.86-6.83 (m, 2H, MMTr), 6.08-6.05 (m, 1H, H-3'), 5.87(d, 1H, H-1', $J_{1',\,2'}$ =4.3), 5.56-5.12 (m, 1H, H-2'), 3.80 (s, 3H, MeO), 3.77-3.70 (m, 1H, H-5'a), 3.48-3.29 (m, 6H, H-4', n-Bu, H-5'b), 2.08 (s, 3H, AcO), 2.01 (s, 3H, AcO), 1.65-0.94(m, 14H, n-Bu).

 N^2 -(N,N'-ジプチルアミノメチレン)-9-(2,3-O-ジアセチル-4-チオ- β -D-リボフラノシル)グアニン(36)

アルゴン雰囲気下, 化合物 35 (150 mg, 0.19 mmol)の塩化メチレン(3mL)溶液 15 に 0°C下, トリフルオロ酢酸(30 μ L)を加えた後, 室温に昇温し 5 時間撹拌した。 次いで, 反応液にトリエチルアミン(120 μ L)を加え減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(AcOEt: アセトン = 3: 1 \rightarrow 1:1)で精製し, 化合物 36 (93 mg, 92%)を白色泡状物質として得た。

FAB-HRMS 計算值 C₂₃H₃₄N₆O₆S (MH⁺) 523.2339. 実測値 523.2346.

¹H NMR (400 MHz, DMSO-d₆) δ:8.60 (s, 1H, N=CH), 8.07 (s, 1H,H-8), 6.13-6.11 (m, 1H, H-2'), 6.06 (d, 1H, H-1', J_{1',2'}=6.2), 5.69-5.67 (m, 1H, H-3'), 5.43-5.41 (m, 1H, 5'-OH), 3.84-3.79 (m, 1H, H-5'a), 3.74-3.66 (m, 1H, H-5'b), 3.59-3.54 (m, 1H, H-4'), 3.48-3.34 (m, 4H, n-Bu), 2.08 (s, 3H, AcO), 1.97 (s, 3H, AcO), 1.61-0.89 (m, 14H, n-Bu).

25

4'-チオグアノシン5'-三リン酸(37)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 36 (52mg, 0.1 mmol)をサリチルホスホロクロリダイト(20 mg, 0.15 mmol)と処理することにより化合物 37(25 mg, 41%)を白色の粉状物質として得た。

15

FAB-HRMS 計算値 $C_{10}H_{14}N_5Na_3O_{13}$ P_3S (MH⁺) 605.9215. 実測値 605.9214. ³¹P-NMR(108 MHz, D_2O) δ : -5.15 (d, J = 20 Hz), -10.41 (d, J = 20 Hz), -20.79 (t, J = 20 Hz).

実施例13 4'-チオ-2'-デオキシ UTP (45) の合成(図5)
 1-[2-プロモ-2-デオキシ-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-β-D-リボフラノシル]ウラシル(40)

化合物 39 (757 mg, 1.5 mmol)のジクロロメタン(15 mL)溶液にジメチルアミノピリジン(733 mg, 6.0 mmol)、トリフルオロメタンスルホン酸無水物(0.5 mL, 3.0 mmol)を加え、室温で10分撹拌した。反応液に酢酸エチルを加え、水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄しNa₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。得られた残渣をトルエンで共沸した後、1,4-ジオキサン(15 mL)に溶解した。その溶液に臭化リチウム(195 mg, 2.25 mmol)と三フッ化ホウ素—ジエチルエーテルコンプレックス(285 μ L, 2.25 mmol)を加え、50 $\mathbb C$ で 1.5 時間加熱した。反応液に酢酸エチルを加え、水で分液した。有機層を飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄ 乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン:AcOEt = 2:1→1:1)で精製し、化合物 40 (561 mg, 66%)を白色の泡状物質として得た。

- 20 FAB-LRMS m/z 566, 568 (MH⁺)

 ¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 8.65 (br s, 1H), 8.41 (d, 1H, J =8.6), 5.99 (s, 1H), 5.68 (dd, 1H, J = 2.0 and 8.6), 4.31(m, 1H), 4.14–3.98 (m, 3H), 3.67 (m, 1H), 1.57–0.92 (m, 28H).
- 25 1-[2-デオキシ-3,5-O-(1,1,3,3-テトライソプロピルジシロキサン-1,3-ジイル)-4-チオ-β-D-リポフラノシル]ウラシル(41)

化合物 40 (519 mg, 0.92 mmol)のジクロロメタン(15 mL)溶液に水素化トリブ チルスズ(371 μ L, 1.38 mmol)続いて V-70 (57 mg, 0.18 mmol)を加え室温で1 0 分間撹拌した。溶媒を留去し、残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサ

23

ン: AcOEt = 10:1→2:1)で精製し、化合物 41 (440 mg, 98%)を白色の泡状物質として得た。

FAB-LRMS m/z 487 (MH⁺)

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 8.62 (br s, 1H), 8.28 (d, 1H, J = 8.6), 5.97 (d, 1H, J = 6.6), 5.68 (dd, 1H, J = 2.0 and 8.6), 4.37(m, 1H), 4.11 (dd, 1H, J = 3.3 and 12.5), 3.30 (m, 1H), 2.45 (m, 1H), 2.24 (m, 1H), 1.61–0.94 (m, 28H).

1-(2-デオキシ-4-チオ-β-D-リボフラノシル)ウラシル(42)

化合物 41 (437 mg, 0.9 mmol)のメタノール(20 mL)溶液にフッ化アンモニウム (666 mg, 18 mmol)を加え, 70 ℃で加熱還流した。 1 時間後溶媒を留去し, 残 渣をシリカゲルクロマトグラフィー(MeOH in CHCl₃ = 5%→25%)で精製し, 化 合物 42 (193 mg, 88%)を白色固体として得た。

FAB-LRMS m/z 245 (MH⁺)

¹H NMR (270 MHz, DMSO-d₆ + D₂O) δ : 7.95 (d, 1H, J = 7.9), 6.22 (dd, 1H, J = 7.4 and 8.0), 5.65 (d, 1H, J = 7.9), 4.31 (m, 1H), 3.54 (m, 1H), 3.26 (m, 1H), 2.13 (m, 2H).

1-[2-デオキシ-5-O-(4,4'-ジメトキシトリチル)-3-O-アセチル-4-チオ- *β* -**D-**リボフラノシル]ウラシル**(43)**

20 アルゴン雰囲気下, 化合物 42(122 mg, 0.5 mmol)のピリジン(3 mL)溶液に塩化 4,4'-ジメトキシトリチル(203 mg, 1.5 mmol)を加え、室温にて 12 時間撹拌した。アルゴン雰囲気下, 無水酢酸(141 μL, 3.32 mmol)を加え室温にて 1 時間撹拌した。メタノールを加えて 5 分撹拌し, 反応液を減圧下溶媒留去した。残渣を酢酸エチルに溶解し, 水で分液した。有機層を飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(×3),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄乾燥した。綿栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキサン: AcOEt = 2:1→1:2)で精製し, 化合物 43(233 mg, 79%)を白色の泡状物質として得た。

FAB-LRMS m/z 589 (MH⁺)

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 8.24 (br s, 1H), 7.65 (d, 1H, J = 8.0), 7.42-7.25 (m,

9H), 6.83 (m, 4H), 6.44 (m, 1H), 5.41 (m, 2H), 3.78 (s, 6H), 3.59 (m, 1H), 3.48 (m, 1H), 3.29 (m, 1H), 2.46 (m, 1H), 2.11 (m, 1H), 2.09 (s, 3H).

1-[2-デオキシ-3-O-アセチル-4-チオ- β -D-リボフラノシル]ウラシル(44)

化合物 43(420 mg, 058 mmol)のジクロロメタン溶液(2 mL) にトリフルオロ 酢酸(200 μL) を加え、室温で撹拌した。反応液を酢酸エチルで希釈し、飽和 炭酸水素ナトリウム水溶液(×2),飽和食塩水(×1)で洗浄し Na₂SO₄乾燥した。綿 栓濾過後に減圧下溶媒を留去した。残渣をシリカゲルクロマトグラフィー(ヘキ サン: AcOEt = 1:2→AcOEt)で精製し、化合物 44 (30 mg, 32%)を白色泡状物質 として得た。

FAB-LRMS m/z 287 (MH⁺)

¹H NMR (270 MHz, CDCl₃) δ : 9.25 (br s, 1H), 8.07 (d, 1H, J = 8.0), 6.43 (m, 1H), 5.79 (d, 1H, J = 8.0), 5.41 (m, 1H), 3.98 (m, 1H), 3.77 (m, 1H), 3.57 (m, 1H), 2.75 (br s, 1H), 2.50 (m, 1H), 2.35 (m, 1H), 2.09 (s, 3H).

15

4'-チオ-2'-デオキシウリジン 5'-三リン酸(45)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 44 (28 mg, 0.1 mmol)をサリチルホスホロクロリダイト(30 mg, 0.15 mmol)と処理することにより化合物 45 (40 mg, 72%)を白色の粉状物質として得た。

20 FAB-HRMS 計算値 C₉H₁₃N₂Na₃O₁₃P₃S (MH⁺) 550.9044. 実測値 550.9023.

³¹P-NMR(108 MHz, D₂O) δ: -6.51 (d, J = 20 Hz), -10.42 (d, J = 20 Hz), -21.08 (t, J = 20 Hz).

<u>実施例14 4'-チオ-2'-デオキシ CTP (47), -ATP (49), および -GTP (51) の合成</u> 25 (図6)

4'-チオ-2'-デオキシシチジン 5'-三リン酸(47)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 46 (39 mg, 0.1 mmol)をサリチルホスホロクロリダイト(30 mg, 0.15 mmol)と処理することにより化合物 47 (36 mg, 65%)を白色の粉状物質として得た。

FAB-HRMS 計算値 $C_9H_{14}N_3Na_3O_{12}P_3S$ (MH⁺) 549.9204. 実測値 549.9219. ³¹P-NMR(108 MHz, D_2O) δ : -6.18 (d, J = 20 Hz), -10.37 (d, J = 20 Hz), -21.21 (t, J = 20 Hz).

5 4'-チオ-2'-デオキシアデノシン5'-三リン酸(49)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 48 (41 mg, 0.1 mmol)をサリチルホスホロクロリダイト(30 mg, 0.15 mmol)と処理することにより化合物 49 (35 mg, 61%)を白色の粉状物質として得た。

FAB-HRMS 計算値 C₁₀H₁₄N₅Na₃O₁₁P₃S (MH⁺) 573.9316. 実測値 549.9237.

10 ³¹P-NMR(108 MHz, D₂O) δ :-5.54 (d, J = 20 Hz), -10.54 (d, J = 20 Hz), -20.64 (t, J = 20 Hz).

4'-チオ-2'-デオキシグアノシン 5'-三リン酸(51)

化合物 24 の合成と同様, 化合物 50 (46 mg, 0.1 mmol)をサリチルホスホロク ロリダイト(30 mg, 0.15 mmol)と処理することにより化合物 51 (32 mg, 55%)を 白色の粉状物質として得た。

FAB-HRMS 計算値 $C_{10}H_{14}N_5Na_3O_{12}P_3S$ (MH⁺) 589.9265. 実測値 589.9239. ³¹P-NMR(108 MHz, D_2O) δ : -5.30 (d, J = 20 Hz), -10.68 (d, J = 20 Hz), -20.60 (t, J = 20 Hz).

20

25

実施例15 T7 RNA ポリメラーゼによる 4'-チオ UTP の RNA 鎖への取り込み 実施例9で得られた 4'-チオ UTP を用いて、T7 RNA ポリメラーゼを用いた取り込み実験を行った。実験には、T7 プロモーター配列を含む二本鎖 DNA を用いた(図7)。ATP, GTP, CTP, UTP すべてのヌクレオチドが存在する場合、図に示される相補的な 26 mer の RNA が合成されるはずである。

反応は、40 mM Tris-HCl, PH8.0, 8 mM MgCl₂ 2 mM スペルミジン、5 mM DTT、0.4 mM NTP、17nM [γ -³²P]GTP、2.0 μ M テンプレート DNA および 100U の T7 RNA ポリメラーゼを含む 20 μ L 中で行った。NTP はそれぞれ、 (1) GTP、(2) GTP+ATP、(3) GTP+ATP+CTP、(4) GTP+ATP

25

+ CTP + UTP, および(5) GTP + ATP + CTP + 4'-チオ UTP であった。上記の 反応溶液を37℃で3時間インキュベーションし、反応を停止した。つづいて、 20%変性ポリアクリルアミドゲル(30×40×0.05 cm, 1800 V, 1 時間, 1×TEB)に て電気泳動を行い、オートラジオグラフィーにて解析した。

5 結果を図8に示す。レーン1では、Gの2merと3merに対応するバンド、およびラダーが見られた。レーン2では予測された6merで鎖伸長の停止したバンドが観察され、さらに1残基伸長したバンドがわずかに見られた。レーン3では予測された9merで鎖伸長の停止したバンドが観察され、さらに1残基伸長したバンドがわずかに見られた。レーン4では全長産物である26merのバンドが10 観察された。UTPのかわりに4'-チオUTPを用いたレーン5では、レーン4とほぼ同程度の割合で全長産物のバンドが観察された。すなわち、4'-チオUTPも天然のUTPと同様にT7RNAポリメラーゼにより基質として認識され、RNA鎖に取り込まれることが示された。

15 実施例16 T7 RNA ポリメラーゼによる 4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP の RNA 鎖への取り込み

4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP を用いて、T7 RNA ポリメラーゼを用いた取込み実験を行った。実験には、T7 プロモーター配列を含む 47mer 2 本鎖 DNA を用いた(図 9)。ATP, GTP, CTP, UTP すべてのヌクレオチドが存在する場合、図に示される 30mer の RNA が合成されるはずである。

反応は、40 mM Tris-HCl, pH8.0、8mM MgCl₂、2mM スペルミジン、5mM DTT、0.4 mM NTP、17 nM [γ -³²P]GTP、2.0 μ M テンプレート DNA および 100U の T7 RNA ポリメラーゼを含む 20 μ L 中で行った。NTP はそれぞれ1)ATP、GTP、CTP、UTP、2)UTP の代わりに 4'-チオ UTP を用いた系、3)CTP の代わりに 4'-チオ CTP を用いた系、4)UTP および CTP を 4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP に置き換えた系であった。上記の反応溶液を 37 γ で3 時間インキュベートし、反応を停止した。つづいて、20%変性ポリアクリルアミドゲル(30 X 40 X 0.05 cm、1800 V、1 時間、1 X TEB)にて電気泳動を行い、オートラジオグラフィーにて解析した。

UTPの代わりに 4'-チオ UTP を用いた系, CTP の代わりに 4'-チオ CTP を用いた系, 両 NTP を修飾 NTP に置換した系のいずれにおいても,全長産物である 30 mer RNA が観察された。天然 NTP を用いた場合の転写効率を 100 とした場合の相対効率を図 1 0 に示す。この結果から,4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP も T7 RNA ポリメラーゼにより基質として認識され,RNA 鎖に効率よく取り込まれることが示された。

実施例17 4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP 含有 RNA 鎖からの cDNA の合成 実施例16において転写反応によって得られた 4'-チオ RNA をテンプレートと し、逆転写酵素を用いて、cDNA が得られるかについて検討した。本実験を行う ためには、より鎖長の長い RNA が必要であり、図11に示す 76mer 2本鎖 DNA をテンプレートとして用いた。まず GTP, ATP, 4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP 存在下、T7 RNA ポリメラーゼによる転写反応を行った。反応は実施例16と同様の条件で行い、効率良く 4'-チオ RNA へと転写できた。得られた 59mer の 4'-チオ RNA をテンプレートとして逆転写酵素による cDNA への逆転 写を行った。

反応は以下の方法で行った。5'末端をラジオラベルしたプライマー 4μ L(20pmol), 59merRNA 6μ L (20 pmol), を混和後それぞれの溶液に以下の dNTP を加えた。

20 レーン1: プライマー

レーン2: 酵素なし

レーン3およびレーン7: dTTP

レーン4およびレーン8: dTTP, dTCP

レーン5およびレーン9: dTTP, dCTP, dATP

25 レーン 2 およびレーン 6 およびレーン 1 0 : dTTP, dCTP, dATP, dGTP 以上各々の反応溶液を 70℃, 15 分インキュベートし,ただちに 0℃にて 1 分以上インキュベートした。ついで上記の溶液に 0.1M DTT 2 μ L, 5 X ファーストストランドバッファー(250mM Tris-HCl(PH8.3), 375mM KCl, 15mM MgCl₂)4 μL, RNase Out 1 μ L, SuperScript™ II RNase⁻リバーストランスクリプターゼ

(Invitrogen) 1μ L を加えた。ただし,レーン 2 のみは SuperScriptTM II RNase⁻リバーストランスクリプターゼのかわりに滅菌水 1μ L を加えた。上記の反応溶液を混和した後 42° Cにて 50 分間インキュベート後反応を停止し,12%変性ポリアクリルアミドゲル($30 \times 30 \times 0.05$ cm, 1300V, 1 時間, $1 \times TBE$)にて電気泳動を行い,オートラジオグラフィーにて解析した。結果を図 1 2 に示す。

4'-チオ RNA をテンプレートとした場合でも逆転写反応は進行し、天然 RNA をテンプレートとした場合と遜色ない効率で cDNA へと逆転写できることが明かとなった。また得られた cDNA はシークエンシングを行い、これにより配列に誤りがないことを確認した。

10

25

5

<u>実施例18 4'-チオ UTP および 4'-チオ CTP 含有 RNA 鎖の RNase A 耐性</u> 実施例16で得られた 59 mer の 4'-チオ RNA の酵素耐性の実験を RNase A を用いて行った。

反応は 10mM Tris-HCI(PH7.4), 5mM EDTA(PH7.5), 300mM NaCl, RNase A 0.25mM, 天然型 RNA あるいは 4'-チオ RNA 80pmol を含む 30 μ L 中で行った。 上記の反応溶液を 0℃にてインキュベートした。サンプリングは 30 秒, 1 分, 3 分, 5 分, 10 分, 30 分, 60 分, にて反応溶液 4 μ L を, 10M 尿素, 50mM EDTA, XC(0.1%), BPB(0.1%), を含むローディング溶液 7 μ L と混和し反応を停止させた。つづいて, 16%変性ポリアクリルアミドゲル(30 X 30 X 0.05 cm, 600V, 1 時間 30 分, 1 X TBE)にて電気泳動を行い, オートラジオオグラフィーにて解析した。結果を図 1 3 に示す。

天然型 RNA が 30 秒で 90%以上,酵素分解を受ける条件下,4'-チオ RNA は高い抵抗性を示し,その半減期は 12 分であった。4'-チオ RNA の 1 時間後の完全鎖長産物の残存量は,天然型 RNA の 30 秒後の完全鎖長産物の残存量より多いことから,RNase A に対して 100 倍以上安定であることが明らかとなった。

請求の範囲

1. 式 I:

5 [式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である] の化合物。

2. 式II:

10

[式中, B'はアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である] の化合物。

15 3. 式 I:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

の化合物を合成する方法であって、式 I I I:

[式中,Bはアデニン,グアニン,シトシン,ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基であり, R_2 および R_3 はそれぞれ独立してヒドロキシル基の保護基である]

5 の化合物を,式 IV:

の化合物と反応させ、得られた中間体をピロリン酸と反応させ、次にヨード酸化、 加水分解および脱保護することにより式 I の化合物を得ることを含む方法。

10 4. 式 I I:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

の化合物を合成する方法であって, 式V:

15

[式中、Bはアデニン、グアニン、シトシン、チミン、ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基であり、 R_2 はヒドロキシル基の保護基である]

の化合物を、式 I V:

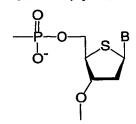
の化合物と反応させ、得られた中間体をピロリン酸と反応させ、次にヨード酸化、加水分解および脱保護することにより式Vの化合物を得ることを含む方法。

5 5. 式VI:

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

のヌクレオチド単位を少なくとも1つ含むオリゴヌクレオチドを製造する方法で 10 あって、請求項1の化合物または請求項3に記載の方法により製造される化合物 の存在下で、RNA合成酵素によりRNA鎖伸長反応を行うことを特徴とする方 法。

6. 式VII:



15

20

[式中, Bはアデニン, グアニン, シトシン, チミン, ウラシルおよびヒポキサンチンからなる群より選択される核酸塩基である]

のヌクレオチド単位を少なくとも1つ含むオリゴヌクレオチドを製造する方法であって、請求項2の化合物または請求項4記載の方法により製造される化合物の存在下で、DNA合成酵素によりDNA鎖伸長反応を行うことを特徴とする方法。

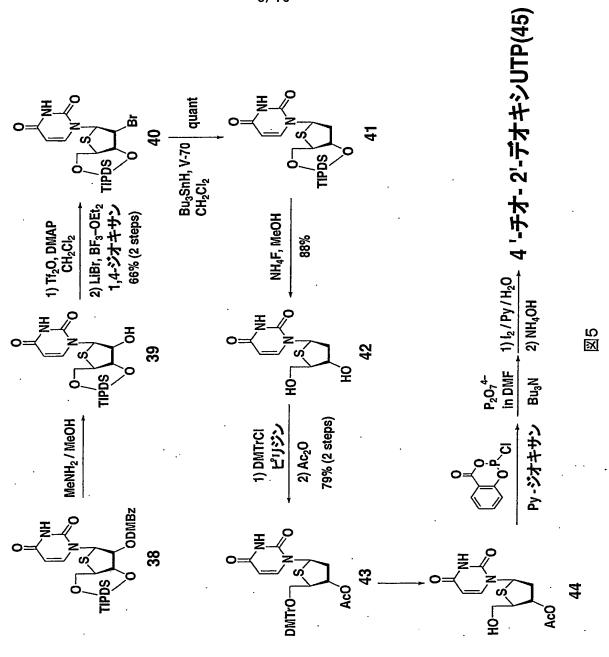
2/13

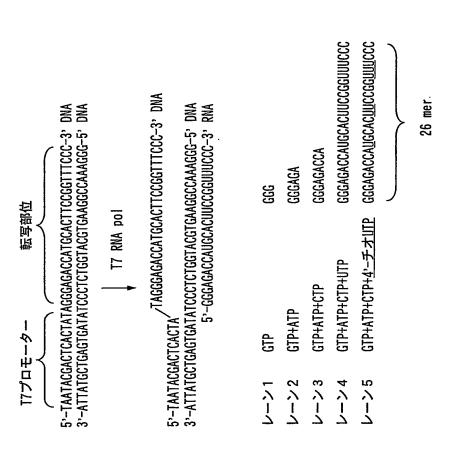
HO OH ACO OAC
$$\frac{L^2U52}{2) \text{ Ac}_2O}$$
 MMTrO $\frac{Bz}{S}$ 80% aq AcOH $\frac{B^2C}{S}$ AcO OAC $\frac{L^2U52}{25}$

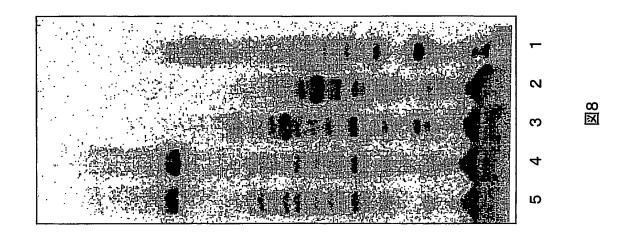
図

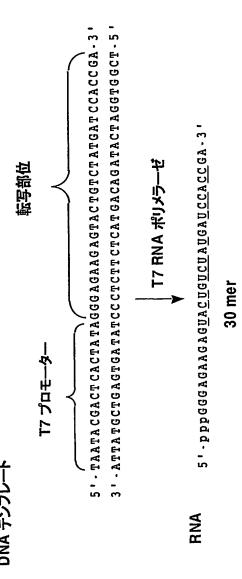
3/13

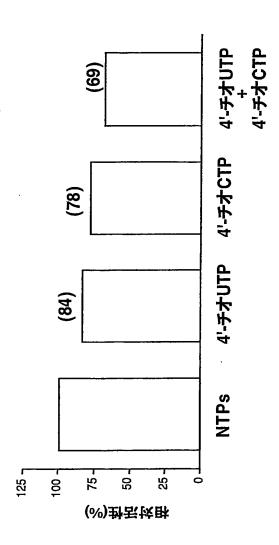
図











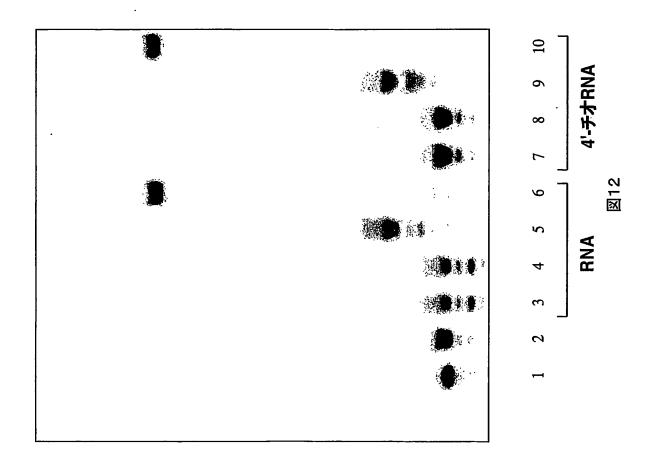
3 * - A TT A TG CT GAG TG A TA TC CCT CT TCC CA TAG GC CTA GC TFC AA TCA TC CGC CT CAC TC TC TC CACTG CCA TG GTC - 5 * 5' . TAATAC GAC TC ACTATAGG GA GA GA GG GTA TC CGG AT CGA AG TTA GT AGG CG GAG TG AGA AG AGG TG ACG GT ACCAG . 3' DNA プライマー 3' - CTCCACTGCCATGGTCp.5' 5 ' . PP PG GGA GA AGG G<u>u auc c</u>g ga<u>u c</u>g aag <u>uu</u> ag<u>u a</u>g gcg ga g<u>u</u>g ag aag ag g<u>u</u>g a<u>c ggu ac c</u>ag - 3 ' Superscript IITM-RT T7 RNA ポリメラーゼ RNA

T7 プロモーター

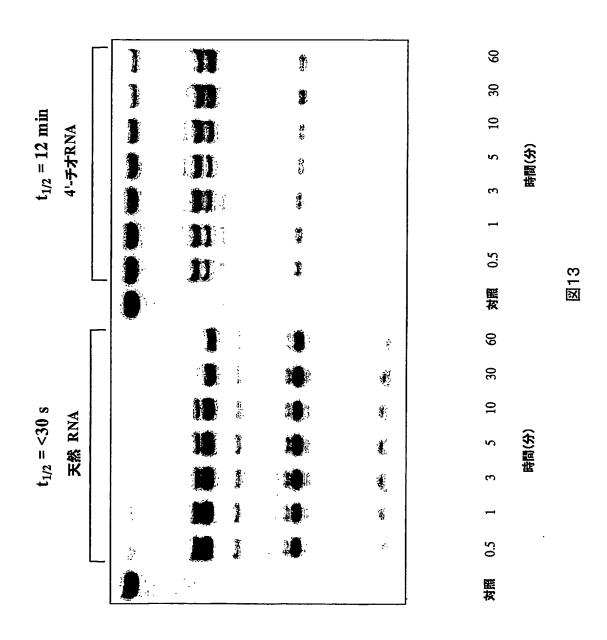
DNA テンプレート

<u>図</u>

3'. CCCT CTTCC CATAGGC CTAGCTTC AA TCATC GGC CT CACTCTTCTC CACTGCCATGGTCp.5'



13/13



差 替 え 用 紙 (規則26)

SEQUENCE LISTING

<110>	GeneticLab Co., Ltd.; Akira Matsuda	
<120>	4'-thionucleotide	
<130>	PGL9002W0	
<150>	JP 2002-242259	
<151>	2002-08-22	
<160>	11	
<170>	Patentln version 3.1	
<210>	1	
<211>	43	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<400>	1	
taatac	gact cactataggg agaccatgca cttccggttt ccc	43
<210>	2	
<211>	43	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<400>	2	
gggaaa	ccgg aagtgcatgg tctccctata gtgagtcgta tta	43
<210>	3	
<211>	26	
<212>	RNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	product of RNA synthesis	
<400>	3	
gggaga	ccau gcacuuccgg uuuccc	26

<210>	4	
<211>	47	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<40°0>	4	
taatac	gact cactataggg agaagagtac tgtctatgat ccaccga	47
<210>	5	
<211>	47	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<400>	5	
tcggtg	gatc atagacagta ctcttctccc tatagtgagt cgtatta	47
<210>	6	
<211>	30	
<212>	RNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	product of RNA synthesis	
<400>	6	
	agag uacugucuau gauccaccga	30
<210>	7	
<211>	76	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<400>	7	
taatac	gact cactataggg agaagggtat ccggatcgaa gttagtaggc ggagtgagaa	60
gaggtg	acgg taccag	76

<210>	8	
<211>	76	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	template for RNA synthesis	
<400>	8	٠.
ctggta	ccgt caccictict caciccgcci actaacticg atccggatac ccitciccci	60
atagtg	agtc gtatta	76
<210>	9	
<211>	59	
<212>	RNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	product of RNA synthesis	
<400>	9	
gggaga	aggg uauccggauc gaaguuagua ggcggaguga gaagagguga cgguaccag	59
<210>	10	
<211>	16	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	primer for reverse transcription	
<400>	10	
ctggta	ccgt cacctc	16
<210>	11	
<211>	59	
<212>	DNA	
<213>	Artificial Sequence	
<220>		
<223>	product of reverse transcription	
<400>		
ctggta	accgt caccicitci caciccgcci actaacticg atccggatac cciictccc	59

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No. PCT/JP03/10576

A. CLASS Int.	SIFICATION OF SUBJECT MATTER. C1 ⁷ C07H19/067, 19/073, 19/167 31/7076, 31/708, A61P43/00	7, 19/173, A61K31/7068,	31/7072,
According t	to International Patent Classification (IPC) or to both na	ational classification and IPC	
	S SEARCHED		
Int.	Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols) Int.Cl ⁷ C07H19/067, 19/073, 19/167, 19/173, A61K31/7068, 31/7072, 31/7076, 31/708, A61P43/00		
	tion searched other than minimum documentation to the		í
Electronic of CAPL	data base consulted during the international search (name JUS (STN), REGISTRY (STN), Medlin	e of data base and, where practicable, seane (STN), BIOSIS (STN), EM	rch terms used) 1BASE (STN)
C. DOCU	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT		
Category*	Citation of document, with indication, where ap		Relevant to claim No.
· X Y	PARKER, W.B. et al., Metaboli arabinofuranosylcytosine, Bio 2000, Vol.60, pages 1925 to 1	ochemical Parmacology,	1,2,5,6 3,4
X Y	WO 00/04866 A2 (SOUTHERN RES 03 February, 2000 (03.02.00), Full text & EP 1100512 A2 & JP	EARCH INSTITUTE), 2002-521318 A	1,2,5,6 3,4
X Y	HUANG, Bao-Guo et al., The Ch 4'-Thio-2'-deoxythymidine-5'- Effects on DNA Systhesis, 199 pages 1177 to 1180	-triphosphate and Its	2,6 4
For Fresh			
	er documents are listed in the continuation of Box C.	See patent family annex.	
Special categories of cited documents: "A" Special categories of cited documents: document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance earlier document but published on or after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art document member of the same patent family Date of the actual completion of the international search Date of the actual completion of the international search Date of the actual completion of cited to considered to priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention document of particular relevance; the claimed invention cannot be of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document of particular relevance; the claimed inv		ne application but cited to erlying the invention claimed invention cannot be red to involve an inventive claimed invention cannot be p when the document is documents, such a skilled in the art family ch report	
02 0	ctober, 2003 (02.10.03)	14 October, 2003 (1	.4.10.03)
	nailing address of the ISA/ nese Patent Office	Authorized officer	
Facsimile No	о.	Telephone No.	



International application No.
PCT/JP03/10576

ategory*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No
X Y	ALEXANDROVA, L.A. et al., 4'-Thio-5-ethyl-2'-deoxyuridine 5'-triphosphate (TEDUTP): synthesis and substrate properties in DNA-synthesizing systems, Antiviral Chemistry & Chemotherapy, 1996, Vol.7, No.5, pages 237 to 242 US 2002/0019363 A1 (BIOCHEM PHARMA INC.),	2,6
	14 February, 2002 (14.02.02), In particular, Par. No. [0182] & WO 01/60315 A2 & EP 1296690 A2 & JP 2003-523978 A	
		·
	• .	

A. 発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC))

Int. Cl⁷ C07H19/067, 19/073, 19/167, 19/173, A61K31/7068, 31/7072, 31/7076, 31/708, A61P43/00

B. 調査を行った分野

調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC))

Int. C1' C07H19/067, 19/073, 19/167, 19/173, A61K31/7068, 31/7072, 31/7076, 31/708, A61P43/00

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース (データベースの名称、調査に使用した用語)

CAPLUS (STN), REGISTRY (STN), Medline (STN), BIOSIS (STN), EMBASE (STN)

C. 関連すると認められる文献

引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X Y	PARKER, W. B. et al., Metabolism of 4'-Thio-β-D-arabinofuranosylcytosine, Biochemical Pharmacology, 2000, Vol.60, pages 1925-1932	1, 2, 5, 6 3, 4
X Y	WO 00/04866 A 2 (SOUTHERN RESEARCH INSTITUTE) 2000.02.03、全文 & EP 1100512 A 2 & JP 2002-521318 A	1, 2, 5, 6 3, 4

区欄の続きにも文献が列挙されている。

パテントファミリーに関する別紙を参照。

- * 引用文献のカテゴリー
- 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示す もの
- 「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日 以後に公表されたもの
- 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行 日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する 文献(理由を付す)
- 「〇」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献
- 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

- の日の後に公表された文献
- 「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって 出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論 の理解のために引用するもの
- 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明 の新規性又は進歩性がないと考えられるもの
- 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以 上の文献との、当業者にとって自明である組合せに よって進歩性がないと考えられるもの
- 「&」同一パテントファミリー文献

国際調査を完了した日 02.10.03 国際調査報告の発送日 4.10.03 国際調査機関の名称及びあて先 日本国特許庁 (ISA/JP) 郵便番号100-8915 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号 電話番号 03-3581-1101 内線 3452

		3/100/0
C (続き) .	関連すると認められる文献	
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X Y	HUANG, Bao-Guo, et al., The Chemical Synthesis of 4'-Thio-2'-deoxythymidine-5'-triphosphate and Its Effects on DNA Synthesis, 1993, Vol. 38, No. 14, pages 1177-1180	2, 6 4
Х	ALEXANDROVA, L. A. et al., 4'-Thio-5-ethyl-2'-deoxyuridine 5'-triphosphate (TEDUTP): synthesis and substrate properties in DNA-synthesizing systems, Antiviral Chemistry & Chemotherapy, 1996, Vol. 7, No. 5, pages 237-242	2, 6
Y	US 2002/0019363 A1 (BIOCHEM PHARMA INC.) 2002.02.14、特に[0182] & WO 01/60315 A2 & EP 1296690 A2 & JP 2003-523978 A	3, 4
	·	
		·